



Reflotron Glucose

REF		SYSTEM
10744948	2 x 15	Reflotron

English

Intended use

Test for the quantitative determination of glucose in blood, serum or plasma with Reflotron systems.

Summary

The body obtains glucose from glucose-supplying carbohydrates. It is the main monosaccharide in the blood with a postprandial concentration of 5 mmol/L, and is an indispensable energy-delivering substrate for cellular functions. Glucose is broken down by glycolysis. Determination of glucose is used for the diagnosis and monitoring of disorders of carbohydrate metabolism such as diabetes mellitus, idiopathic hypoglycaemia and in pancreatic islet cell tumours.

Test principle

After application to the test strip, the sample flows into the reaction zone, where, in the case of blood samples, the separation of the erythrocytes from the plasma occurs.

D-glucose is oxidized to δ-D-gluconolactone by atmospheric oxygen in the presence of glucose oxidase (GOD). The resulting hydrogen peroxide oxidizes an indicator in the presence of peroxidase (POD). The dye formed in this manner is proportional to the glucose concentration of the sample.¹

		GOD		
glucose + O ₂	→		δ-D-gluconolactone + H ₂ O ₂	
		POD		
H ₂ O ₂ + indicator	→		dye + H ₂ O	

The glucose concentration (proportional to the dye formed) is measured kinetically at a wavelength of 642 nm and 37 °C, and is displayed after about 125 seconds in mg/dL or mmol/L.

Reagents

Components per test:

GOD (Aspergillus niger) ≥ 3.2 U; POD (horseradish) ≥ 3.2 U; 3,3',5,5'-tetramethylbenzidine (indicator) 72.6 µg; buffer.

Precautions and warnings

For in vitro diagnostic use. Exercise the normal precautions required for handling all laboratory reagents. Disposal of all waste material should be in accordance with local guidelines. Safety data sheet available for professional user on request.

Avoid any contact with the application zone of a test strip (e.g., during pipetting of sample).

Reagent handling

Test strips are ready-for-use.

Storage and stability

Store at 2-30 °C.

Do not use the test strip after the specified expiration date.

Tightly re-cap the container immediately after removing a test strip.

Specimen collection and preparation

For specimen collection and preparation only use suitable tubes or collection containers.

Capillary blood; whole blood collected in standard sample collection tubes, as well as serum prepared from this; heparinized or EDTA-blood or heparinized or EDTA-plasma.

Use fresh capillary or venous blood immediately after collection.

Use EDTA- or heparinized blood within 10 minutes of collection. If coated single-use containers or capillary pipettes are used, please observe the stability data given by the manufacturer.

Separate serum from the cellular components immediately after coagulation - but no later than 30 minutes after collection of the blood sample. Perform the glucose determination within 2 hours.

Separate EDTA and heparinized plasma from the cellular components immediately after collection of the blood sample. Perform the glucose determination within 2 hours.²

Do not use any other anticoagulants or additives.

As glycolysis takes place in all sample materials the measured glucose value may differ from the true value in the patient even if all these conditions are observed.

Sample volume: 30 µL

Materials provided

- 1 container with 15 control strips

Materials required (but not provided)

- Reflotron instrument
 - Reflotron pipette
 - Reflotron pipette tips
 - Reflotron capillary tubes

- Reflotron Precinorm U and Reflotron Precipath U
- 0.9 % NaCl
- General laboratory equipment

Assay

For optimum performance of the assay follow the directions given in this document. Refer to the appropriate operator's manual for instrument-specific instructions.

- Remove a test strip from the container. Tightly recap the container immediately after removing a test strip.
- Peel off the aluminium protective foil, taking care not to bend the test strip.
- All Reflotron tests require a sample volume of 30 µL.
- Apply the required volume of sample onto the centre of the red application zone using a pipette (e.g., Reflotron pipette) – being careful not to touch the application zone. Avoid air-bubbles.
- Open the flap or sliding cover. Within 15 seconds of applying the sample, place the test strip onto the guide, and slide it forward horizontally until it locks into place. Close the sliding cover or flap.
- The test parameter abbreviation is shown on the display, if the test strip has been correctly inserted and the magnetic code has been read. The result is displayed depending on the setting of the instrument.

Calibration

The function curve for the Reflotron Glucose assay for converting reflectance values into concentrations is defined for each lot using the Gluco-quant (hexokinase) method from Roche Diagnostics.

The parameters of the curve are automatically transferred to the instrument via the magnetic strip during testing.

The test strips are calibrated to display plasma glucose values in line with IFCC recommendation on reporting results for blood glucose.

Quality control

For quality control, use Reflotron Precinorm U and Reflotron Precipath U.

The control intervals and limits should be adapted to each laboratory's individual requirements. Values obtained should fall within the defined limits. Each laboratory should establish corrective measures to be taken if values fall outside the defined limits.

Follow the applicable government regulations and local guidelines for quality control.

Calculation

The glucose concentration is calculated automatically from the measurements taken, and function and conversion factors read from the magnetic strip on the lower face of each test strip. The glucose concentration is displayed in mg/dL or mmol/L, depending on the way the instrument has been set to show conventional or SI units.

Conversion factor: mg/dL x 0.0555 = mmol/L.

Limitations - interference

This test cannot be used for diagnosis or exclusion of gestational diabetes mellitus.

Methyldopa, metamazole and ascorbic acid in high or toxic concentrations can lead to measurement of low glucose values. Fluoride-containing anticoagulants should not be used. In samples from patients with monoclonal gammopathies the values measured may be too high.^{3,4,2}

The following had no influence on the results in the concentration ranges tested (criterion: recovery ± 10 % of baseline): haematocrit up to 55 %, haemolysis up to 1 %, lipaemic sera, bilirubin.

For diagnostic purposes, the results should always be assessed in conjunction with the patient's medical history, clinical examination and other findings.

Measuring range

10.0-600 mg/dL or 0.56-33.3 mmol/L.

If the measured glucose value is above the measuring range for the Reflotron Glucose assay (indicated by > in front of the result), the test should be repeated. If the displayed > 600 mg/dL or > 33.3 mmol/L is confirmed, the serum or plasma sample can be diluted 1 + 1 with serum or plasma having a known glucose content C₀. The true glucose value C can be calculated from the measured glucose concentration C_M using the following formula: C = 2 C_M - C₀.

Expected values

Fasting glucose adults²: 60–109 mg/dL or 3.3-6.05 mmol/L.

The glucose concentration increases by about 2 mg/dL with each decade of life.

Each laboratory should investigate the transferability of the expected values to its own patient population and if necessary determine its own reference ranges.

Specific performance data

The data for the Reflotron Glucose assay were determined in evaluation studies. The majority of the test results were within the given ranges.

Precision

Repeatability (within-run precision):

CV (coefficient of variation) 1.8 % in the normal range, 2.8 % in the pathological range; sample material: heparinized blood.

Intermediate precision (between-day precision):

CV 2.5 % in the normal range, 2.7 % in the pathological range; sample material: control sera.

Method comparison

A comparison of the Reflotron Glucose assay (y) with the hexokinase method (x) using heparinized blood gave the following correlations:

y = 0.996 x + 4.86 and 1.034 x – 4.86; n = 50; r = 0.997.

For further information, please refer to the appropriate operator's manual for the analyzer concerned, and the Method Sheets of all necessary components.

A point (period/stop) is always used in this Method Sheet as the decimal separator to mark the border between the integral and the fractional parts of a decimal numeral. Separators for thousands are not used.

Significant additions or changes are indicated by a change bar in the margin.

--	--

Deutsch
Anwendungszweck
Test zur quantitativen Bestimmung von Glucose in Blut, Serum oder Plasma mit Reflotron Systemen.

Zusammenfassung

Glucose erhält der Organismus aus Glucose-liefernden Kohlenhydraten. Sie ist das wesentliche Monosaccharid im Blut mit einer postprandialen Konzentration von 5 mmol/L und dient als unentbehrliches energielieferndes Substrat für zelluläre Funktionen. Der Glucoseabbau erfolgt über die Glycolyse. Glucosebestimmungen werden zur Diagnose und Verlaufskontrolle von Kohlenhydratstoffwechselerkrankungen wie dem Diabetes mellitus, der idiopathischen Hypoglykämie und bei Pankreasinseldrumentumoren durchgeführt.

Testprinzip

Nach dem Auftragen auf den Teststreifen fließt die Probe, bei Blut unter Abtrennung der Erythrozyten, in die Reaktionszone.

D-Glucose wird mittels Glucoseoxidase (GOD) durch Luftsauerstoff zu δ-D-Gluconolacton oxidiert. Das dabei entstehende Wasserstoffperoxid oxidiert in Gegenwart von Peroxidase (POD) einen Indikator. Der dadurch gebildete Farbstoff ist proportional zur Glucosekonzentration der Probe.¹

		GOD		
Glucose + O ₂	→		δ-D-Gluconolacton + H ₂ O ₂	
		POD		
H ₂ O ₂ + Indikator	→		Farbstoff + H ₂ O	

Die Glucosekonzentration (proportional zum gebildeten Farbstoff) wird kinetisch bei einer Wellenlänge von 642 nm und 37 °C gemessen. Das Ergebnis wird nach ca. 125 Sekunden in mg/dL oder mmol/L angezeigt.

Reagenzien

Inhaltsstoffe pro Testfeld:

GOD (Aspergillus niger) ≥ 3.2 U; POD (Meerrettich) ≥ 3.2 U; 3,3',5,5'-Tetramethylbenzidin (Indikator) 72.6 µg; Puffer

Vorsichtsmaßnahmen und Warnhinweise

In-vitro-Diagnostikum.

Die beim Umgang mit Laborreagenzien üblichen Vorsichtsmaßnahmen beachten. Die Entsorgung aller Abfälle ist gemäß den lokalen Richtlinien durchzuführen. Sicherheitsdatenblatt auf Anfrage für berufsmäßige Benutzer erhältlich.

Auftragszone eines Reagenzträgers (z.B. beim Auftragen einer Probe) nicht berühren.

Reagenz-Handhabung

Die Teststreifen sind gebrauchsfertig.

Lagerung und Haltbarkeit

Bei 2-30 °C aufbewahren.

Teststreifen nicht über das angegebene Verfallsdatum hinaus verwenden.

Röhre nach Entnahme eines Teststreifens sofort wieder fest verschließen.

Probenentnahme und Vorbereitung

Zur Probenentnahme und -vorbereitung nur geeignete Röhrcben oder Sammelgefäße verwenden.

Kapillarblut: mit Standard-Probenentnahmeröhrchen entnommenes Vollblut sowie daraus gewonnenes Serum; Heparin- oder EDTA-Blut; Heparin- oder EDTA-Plasma.

Frisches Kapillar- oder Venenblut sofort nach der Entnahme einsetzen.

EDTA- oder Heparinblut innerhalb von 10 Minuten verwenden. Bei Verwendung von beschichteten Einmalgefäßen oder Kapillarpipetten sind die Haltbarkeitsdaten des Herstellers zu beachten.

Serum sofort nach dem Absetzen – jedoch spätestens 30 Minuten nach der Blutentnahme – von den zellulären Bestandteilen abtrennen. Glucosebestimmung innerhalb von 2 Stunden durchführen.

EDTA- und Heparinplasma unmittelbar nach der Blutentnahme von den zellulären Bestandteilen abtrennen. Glucosebestimmung innerhalb von 2 Stunden durchführen.²

Keine anderen Antikoagulanzen oder Zusatzstoffe verwenden.

Aufgrund der in allen Probenmaterialien auftretenden Glykolyse kann es auch bei Einhaltung der angegebenen Bedingungen zu Abweichungen des gemessenen Glucosewertes vom realen Patientenwert kommen.

Probenvolumen: 30 µL

Gelieferte Materialien

- 1 Röhre mit 15 Kontrollstreifen

Zusätzlich benötigte Materialien

- Reflotron Gerät
 - Reflotron Pipette
 - Reflotron Pipettenspitzen
 - Reflotron Kapillarröhrchen

- Reflotron Precinorm U und Reflotron Precipath U

- 0.9 % NaCl

- Allgemein übliche Laborausrüstung

Testdurchführung

Um eine einwandfreie Funktion des Tests sicherzustellen, sind die Anweisungen in diesem Dokument zu befolgen. Gerätespezifische Testanweisungen sind im entsprechenden Bedienungshandbuch zu finden.

- Einen Teststreifen aus der Röhre entnehmen. Röhre nach Entnahme eines Teststreifens sofort wieder fest verschließen.
- Schutzfolie vom Teststreifen entfernen, hierbei den Teststreifen nicht durchbiegen.
- Bei allen Reflotron Tests ist ein Probenvolumen von 30 µL erforderlich.
- Benötigtes Probenvolumen mit einer Pipette (z.B. Reflotron Pipette) aufnehmen und zentral auf den roten Teil der Auftragszone applizieren, ohne diese mit der Pipettenspitze zu berühren. Luftblasen vermeiden.
- Klappe bzw. Schieber öffnen. Reagenzträger innerhalb von 15 Sekunden nach dem Auftragen der Probe in die Führungsschiene stecken und waagrecht bis zum spürbaren Einrasten einschieben. Schieber bzw. Klappe schließen.
- Im Display erscheint die Abkürzung des Testparameters, wenn der Teststreifen korrekt eingelegt und der Magnetcode eingelesen wurde. Das Ergebnis wird je nach Einstellung des Gerätes angezeigt.

Kalibration

Die Festlegung der Funktionskurve von Reflotron Glucose zur Umrechnung von Reflexionswerten in Konzentrationen erfolgt chargenspezifisch unter Verwendung der Gluco-quant (Hexokinase)-Methode von Roche Diagnostics.

Die Daten werden über das Magnetband automatisch an das Gerät übermittelt.

Die Teststreifen werden kalibriert, um Plasmaglukosewerte entsprechend der IFCC-Empfehlung bei der Ausgabe von Blutglukosewerten anzuzeigen.

Qualitätskontrolle

Zur Qualitätskontrolle Reflotron Precinorm U und Reflotron Precipath U verwenden.

Die Kontrollintervalle und Kontrollgrenzen sind den individuellen Anforderungen jedes Labors anzupassen. Die Ergebnisse müssen innerhalb der definierten Bereiche liegen. Jedes Labor sollte Korrekturmaßnahmen für den Fall festlegen, dass Werte außerhalb der festgelegten Grenzen liegen.

Bei der Qualitätskontrolle die entsprechenden Gesetzesvorgaben und Richtlinien beachten.

Berechnung

Die gemessene Glucosekonzentration wird mit Hilfe einer Funktion und Umrechnungsfaktoren, die dem Gerät durch das Magnetband auf der Reagenzstreifenunterseite übermittelt werden, ausgewertet und automatisch berechnet. Je nach Einstellung auf konventionelle oder SI-Einheiten wird die Glucosekonzentration in mg/dL oder mmol/L angezeigt.

Umrechnungsfaktor: mg/dL x 0.0555 = mmol/L

Einschränkungen des Verfahrens - Interferenzen

Dieser Test kann nicht zur Diagnose oder zum Ausschluss eines Gestationsdiabetes verwendet werden.

Methyldopa, Metamizol und Ascorbinsäure können in hohen bzw. toxischen Konzentrationen zu erniedrigten Glucosewerten führen. Fluoridhaltige Antikoagulanzen dürfen nicht verwendet werden. Bei Proben von Patienten mit monoklonalen Gammopathien können sich zu hohe Messwerte ergeben.^{3,4,2}

Folgendes hatte keinen Einfluss auf die Testergebnisse in den geprüften Konzentrationsbereichen (als Bewertung gilt: Wiederfindung ± 10 % vom Ausgangswert): Hämatokritwerte bis 55 %, Hämolyse bis 1 %, lipämische Seren, Bilirubin.

Für diagnostische Zwecke sind die Ergebnisse stets im Zusammenhang mit der Patientenvorgeschichte, der klinischen Untersuchung und anderen Untersuchungsergebnissen zu werten.

Messbereich

10.0-600 mg/dL bzw. 0.56-33.3 mmol/L.

Liegt der gemessene Glucosewert oberhalb des Messbereichs von Reflotron Glucose (gekennzeichnet durch > vor dem Messergebnis), so ist die Messung zu wiederholen. Bestätigt sich die Anzeige > 600 mg/dL bzw. > 33.3 mmol/L, so kann die Serum- oder Plasmaprobe mit einem Serum oder Plasma mit einem bekannten Glucosegehalt C₀ im Verhältnis 1 + 1 verdünnt werden. Der wahre Glucosewert C kann aus der gemessenen Glucosekonzentration C_{Mess} nach folgender Formel berechnet werden: C = 2 C_{Mess} - C₀.

Referenzwerte

Nüchtern-Glucose Erwachsene²: 60–109 mg/dL bzw. 3.3-6.05 mmol/L.

Mit jeder Lebensdekade nimmt die Glucosekonzentration um etwa 2 mg/dL zu.

Jedes Labor sollte die Übertragbarkeit der Referenzbereiche für die eigenen Patientengruppen überprüfen und gegebenenfalls selbst ermitteln.

Spezifische Leistungsdaten des Tests

Die Daten für den Reflotron Glucose Test wurden in Erprobungsuntersuchungen ermittelt. Die Mehrheit der Testergebnisse lag innerhalb der angegebenen Bereiche.

Präzision

Wiederholpräzision (Präzision in der Serie):

VK (Variationskoeffizient) im Normalbereich 1.8 %, im pathologischen Bereich 2.8 %; Probenmaterial: Heparinblut

Zwischenpräzision (Tag/Tag-Präzision):

VK im Normalbereich 2.5 %, im pathologischen Bereich 2.7 %; Probenmaterial: Kontrollseren

Methodenvergleich

Ein Vergleich des Reflotron Glucose Tests (y) mit der Hexokinase-Methode (x) unter Verwendung von Heparinblut ergab folgende Korrelationen:

y = 0.996 x + 4.86 und 1.034 x – 4.86; n = 50; r = 0.997.

Weitergehende Informationen siehe Bedienungshandbuch des jeweiligen Gerätes sowie die Methodenblätter aller erforderlichen Komponenten.

Um die Grenze zwischen dem ganzzahligen Teil und dem gebrochenen Teil einer Zahl anzugeben, wird in diesem Methodenblatt immer ein Punkt als Dezimaltrennzeichen verwendet. Tausendertrennzeichen werden nicht verwendet.

Signifikante Ergänzungen oder Änderungen sind durch eine Markierung am Rand gekennzeichnet.

--	--

Français
Domaine d'utilisation
Test pour la détermination quantitative du glucose dans le sang, le sérum ou le plasma sur les systèmes Reflotron.

Caractéristiques

Le glucose est fourni à l'organisme par les glucides (hydrates de carbone). Principal monosaccharide présent dans le sang avec une concentration postprandiale de 5 mmol/L, le glucose est un substrat énergétique indispensable aux fonctions cellulaires. La dégradation du glucose est assurée par la glycolyse. Le dosage du glucose s'utilise dans le diagnostic et le suivi des troubles du métabolisme des glucides comme le diabète sucré et l'hypoglycémie idiopathique ainsi que des tumeurs des îlots pancréatiques.

Principe

Une fois déposé sur la bandelette-test, l'échantillon s'infiltre dans la zone réactive, où, en cas d'échantillon de sang, les érythrocytes sont séparés du plasma.

En présence de glucose-oxydase (GOD), le D-glucose est oxydé en δ-D-gluconolactone par l'oxygène de l'air. L'eau oxygénée ainsi formée oxyde, en présence de peroxydase (POD), un indicateur. L'intensité de la coloration développée est proportionnelle à la concentration en glucose de l'échantillon.¹

glucose + O ₂	→	δ-D-gluconolactone + H ₂ O ₂
		POD
H ₂ O ₂ + indicateur	→	dérivé coloré + H ₂ O

La concentration en glucose est proportionnelle à l'intensité de la coloration formée et est mesurée à 37 °C à une longueur d'onde de 642 nm. Le résultat est affiché en mg/dL ou en mmol/L après environ 125 secondes.

Réactifs

Composants par test:

GOD (Aspergillus niger) ≥ 3.2 U; POD (raifort) ≥ 3.2 U; 3,3',5,5'-tétraméthyl-benzidine (indicateur) 72.6 µg; tampon

Précautions d'emploi et mises en garde

Pour diagnostic in vitro.

Observer les précautions habituelles de manipulation en laboratoire. L'élimination de tous les déchets doit être effectuée conformément aux dispositions légales. Fiche de données de sécurité disponible sur demande pour les professionnels.

Éviter tout contact avec la zone de dépôt de la bandelette-test (par ex. lors du pipetage de l'échantillon).

Préparation des réactifs

Les bandelettes-tests sont prêtes à l'emploi.

Conservation et stabilité

Conservation entre 2 et 30 °C.

Ne pas utiliser la bandelette-test après la date de péremption.

Toujours bien refermer le tube immédiatement après en avoir extrait une bandelette.

Prélèvement et préparation des échantillons

Pour le prélèvement et la préparation des échantillons, utiliser uniquement des tubes ou récipients de recueil appropriés.

Sang capillaire, sang total et sérum recueilli sur tubes de prélèvement standard, sang recueilli sur héparine ou EDTA, ou plasma recueilli sur héparine ou EDTA.

